

4/5/3

DIALOG(R) File 351:Derwent WPI
(c) 2001 Derwent Info Ltd All rts. reserv.

009240301

WPI Acc No: 1992-367719/199245

XRAM Acc No: C92-163297

Strong transcriptional promoter from Kluyveromyces lactis - provides efficient expression of heterologous proteins e.g. human serum albumin in yeast

Patent Assignee: RHONE POULENC RORER SA (RHON); RHONE-POULENC RORER SA (RHON)

Inventor: FLEER R; FOURNIER A; MAYAUX J; YEH P

Number of Countries: 026 Number of Patents: 016

Patent Family:

Patent No	Kind	Date	Applicat No	Kind	Date	Week	
EP 511912	A1	19921104	EP 92401206	A	19920428	199245	B
WO 9219751	A1	19921112	WO 92FR375	A	19920428	199248	
FR 2676070	A1	19921106	FR 915294	A	19910430	199301	
ZA 9203083	A	19930127	ZA 923083	A	19920428	199310	
AU 9217892	A	19921221	AU 9217892	A	19920428	199311	
			WO 92FR375	A	19920428		
NZ 242543	A	19931026	NZ 242543	A	19920429	199345	
FI 9304806	A	19931029	WO 92FR375	A	19920428	199402	
			FI 934806	A	19931029		
NO 9303654	A	19931011	WO 92FR375	A	19920428	199404	
			NO 933654	A	19931011		
EP 584166	A1	19940302	EP 92910339	A	19920428	199409	
			WO 92FR375	A	19920428		
JP 6506602	W	19940728	JP 92510457	A	19920428	199434	
			WO 92FR375	A	19920428		
HU 67448	T	19950428	WO 92FR375	A	19920428	199523	
			HU 933087	A	19920428		
AU 658630	B	19950427	AU 9217892	A	19920428	199525	
US 5646012	A	19970708	WO 92FR375	A	19920428	199733	
			US 93140093	A	19931101		
			US 95483639	A	19950607		
EP 584166	B1	19980325	EP 92910339	A	19920428	199816	
			WO 92FR375	A	19920428		
DE 69224902	E	19980430	DE 624902	A	19920428	199823	
			EP 92910339	A	19920428		
			WO 92FR375	A	19920428		
ES 2113948	T3	19980516	EP 92910339	A	19920428	199826	

Priority Applications (No Type Date): FR 915294 A 19910430

Cited Patents: 3.Jnl.Ref; EP 361991

Patent Details:

Patent No	Kind	LaN Pg	Main IPC	Filing Notes
-----------	------	--------	----------	--------------

EP 511912	A1	F	22 C12N-015/81	
-----------	----	---	----------------	--

Designated States (Regional): PT

WO 9219751	A1	F	27 C12N-015/81	
------------	----	---	----------------	--

Designated States (National): AU CA FI HU JP KR NO US

Designated States (Regional): AT BE CH DE DK ES FR GB GR IT LU MC NL SE

FR 2676070	A1	31	C12N-015/29	
------------	----	----	-------------	--

ZA 9203083	A	34	C12N-000/00	
------------	---	----	-------------	--

AU 9217892	A		C12N-015/81	Based on patent WO 9219751
------------	---	--	-------------	----------------------------

EP 584166	A1	F	C12N-015/81	Based on patent WO 9219751
-----------	----	---	-------------	----------------------------

Designated States (Regional): AT BE CH DE DK ES FR GB GR IT LI LU NL SE			
JP 6506602	W	C12N-015/67	Based on patent WO 9219751
HU 67448	T	C12N-015/81	Based on patent WO 9219751
AU 658630	B	C12N-015/11	Previous Publ. patent AU 9217892 Based on patent WO 9219751
US 5646012	A	23 C12P-021/02	Cont of application WO 92FR375 Cont of application US 93140093
EP 584166	B1 F	22 C12N-015/81	Based on patent WO 9219751
Designated States (Regional): AT BE CH DE DK ES FR GB GR IT LI LU NL PT SE			
DE 69224902	E	C12N-015/81	Based on patent EP 584166 Based on patent WO 9219751
ES 2113948	T3	C12N-015/81	Based on patent EP 584166
NZ 242543	A	C12N-015/12	
FI 9304806	A	C12N-000/00	
NO 9303654	A	C12N-000/00	

Abstract (Basic): EP 511912 A

New DNA sequences (A) contain all or part of a specified 2249 bp sequence reproduced in the specification or of its complementary strand, or of a deriv. of these. (A) has the activity of a transcriptional promoter. Also new are (1) recombinant DNA (A') contg. (A) and (2) recombinant cells contg. (A) or (A').

Pref., (A') contains 1 or more structural genes plus segments which cause secretion of expression products. Partic. (A') is part of an expression plasmid of the autonomous or integrating types.

USE/ADVANTAGE - (A) is a very efficient promoter in yeasts, esp. Kluyveromyces and is used to express recombinant genes partic. simultaneous expression in 2 opposite orientations. These genes are esp. those of pharmaceutical or nutritional interest, esp. that for human serum albumin (HSA) (

Dwg. 0/14

Title Terms: STRONG; TRANSCRIBING; PROMOTE; KLUYVEROMYCES; LACTIS; EFFICIENCY; EXPRESS; HETEROLOGOUS; PROTEIN; HUMAN; SERUM; ALBUMIN; YEAST

Derwent Class: B04; D16

International Patent Class (Main): C12N-000/00; C12N-015/11; C12N-015/12; C12N-015/29; C12N-015/67; C12N-015/81; C12P-021/02

International Patent Class (Additional): C07H-021/04; C07K-019/765; C12N-001/16; C12N-001/19; C12N-015/14; C12N-015/66

File Segment: CPI



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



11) Numéro de publication : 0 511 912 A1

12)

DEMANDE DE BREVET EUROPEEN

21) Numéro de dépôt : 92401206.5

51) Int. Cl.⁵ : C12N 15/81, C12N 1/19,
C12P 21/02

22) Date de dépôt : 28.04.92

30) Priorité : 30.04.91 FR 9105294

43) Date de publication de la demande :
04.11.92 Bulletin 92/45

84) Etats contractants désignés :
PT

71) Demandeur : RHONE-POULENC RORER SA
20, avenue Raymond Aron
F-92160 Antony (FR)

72) Inventeur : Fleer, Reinhard
1 Allée Port Royal, Résidence de l'Abbaye
F-91190 Gif Sur Yvette (FR)
Inventeur : Fournier, Alain
28 Avenue Roger Salengro
F-92000 Chatenay Malabry (FR)
Inventeur : Mayaux, Jean-François
21 ter Boulevard de la République
F-92260 Fontenay aux Roses (FR)
Inventeur : Yeh, Patrice
11bis, rue Lacépède
F-75005 Paris (FR)

74) Mandataire : Savina, Jacques et al
Rhône-Poulenc Rorer S.A. Direction Brevets
(t144) 20 avenue Raymond Aron
F-92165 Antony Cédex (FR)

54) Promoteur de levure et son utilisation.

57) L'invention concerne des séquences d'ADN comprenant tout ou partie du promoteur du gène PGK de K.lactis, ou d'un dérivé de celui-ci, et possédant une activité de promoteur transcriptionnel. Elle concerne également l'utilisation de ces séquences pour l'expression de gènes recombinés.

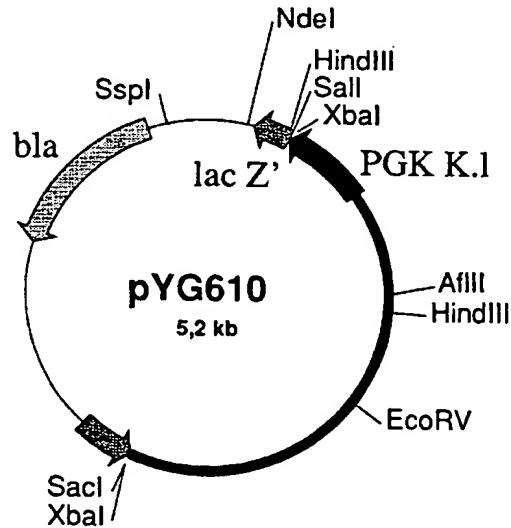


FIGURE 3

EP 0 511 912 A1

La présente invention concerne le domaine de la biologie moléculaire. Plus particulièrement, elle concerne une nouvelle séquence d'ADN présentant une activité de promoteur transcriptionnel, des vecteurs d'expression contenant cette séquence, et son utilisation pour la production de protéines, et par exemple de protéines hétérologues. L'invention concerne aussi les cellules recombinées contenant cette séquence d'ADN.

Les progrès accomplis dans le domaine de la biologie moléculaire ont permis de modifier des microorganismes pour leur faire produire des protéines hétérologues. En particulier, de nombreuses études génétiques ont porté sur la bactérie E. coli. Toutefois, l'application industrielle de ces nouveaux modes de production est encore limitée, en particulier par les problèmes d'efficacité d'expression des gènes dans ces microorganismes recombinés. Aussi, dans le but d'augmenter les performances de ces systèmes de production, des recherches ont été effectuées afin d'isoler des promoteurs forts, permettant d'obtenir des niveaux élevés d'expression de protéines hétérologues. Chez E.coli, on peut citer en particulier les promoteurs des opérons tryptophane et lactose.

Plus récemment, chez la levure S. cerevisiae, des études ont porté sur des promoteurs dérivés de gènes impliqués dans la glycolyse. On peut citer notamment les travaux sur le promoteur du gène de la 3-phosphoglycerate kinase PGK (Dobson et al., Nucleic Acid Res. 10, 1982, 2625 ; Hitzeman et al., Nucleic Acid Research 1982, 7791), sur celui du gène de la glycéraldéhyde-3-phosphate déshydrogénase GAPDH (Holland et al., J.Biol.Chem. 254, 1979, 9839 ; Musti et al., Gene 25, 1983, 133), sur celui du gène de l'alcool déshydrogénase 1 ADH1 (Bennetzen et al., J.Biol.Chem. 257, 1982, 3018 ; Denis et al., J.Biol.Chem. 25, 1983, 1165), ou sur celui du gène de l'enolase 1 ENO1 (Uemura et al., Gene 45, 1986, 65).

Récemment, des outils génétiques ont été développés afin de se servir de la levure Kluyveromyces comme cellule hôte pour la production de protéines recombinantes. La mise en évidence d'un plasmide de type 2-micron originaire de K-drosophilaram (plasmide pKD1 - EP 241 435) a permis d'établir un système hôte/vecteur très efficace pour la production de protéines recombinantes (EP 361 991). Cependant, les promoteurs utilisés dans ce système n'ont jamais été optimisés. En particulier, il s'agit essentiellement de promoteurs hétérologues, c'est-à-dire provenant d'autres microorganismes, tel que notamment S.cerevisiae. Cette situation peut engendrer différents inconvénients, et notamment limiter l'activité du promoteur à cause de l'absence de certains éléments de la machinerie transcriptionnelle (par exemple de trans-activateurs), présenter une certaine toxicité pour la cellule hôte due à une absence de régulation, ou affecter la stabilité du vecteur.

Dans ces conditions, le manque de promoteurs homologues forts chez Kluyveromyces constitue un facteur limitant dans l'exploitation industrielle de ce système d'expression.

La Demanderesse a maintenant identifié, cloné et séquencé une région du génome de Kluyveromyces lactis présentant une activité de promoteur transcriptionnel (voir figure 1). Plus précisément, cette région correspond au promoteur du gène PGK de K.lactis. Cette région, ou des dérivés ou fragments de celle-ci, peut être utilisée de manière très performante pour la production de protéines recombinantes chez les levures du genre Kluyveromyces. Il est entendu que cette séquence peut également être utilisée dans d'autres organismes hôtes.

Par ailleurs, l'analyse de la région du génome de Kluyveromyces obtenue a permis de mettre en évidence 2 phases de lecture dans les 2 orientations opposées (voir figure 2). Cette observation indique que le brin complémentaire de la région présentée sur la figure 1 possède également une activité promotrice agissant dans l'autre orientation.

Un objet de la présente invention réside donc dans une séquence d'ADN comprenant tout ou partie de la séquence présentée à la figure 1 ou de son brin complémentaire, ou d'un dérivé de celles-ci, et possédant une activité de promoteur.

Au sens de la présente invention, on entend par dérivé, toute séquence obtenue à partir de la séquence donnée dans la figure 1 par modifications structurales (mutations, délétions, substitutions, additions, fragmentations ...) conservant une activité de promoteur. En particulier, les mutations peuvent porter sur un ou plusieurs nucléotides, et les additions et/ou substitutions peuvent porter sur des éléments de régulation, ou des régions activatrices telles que les "UAS".

Lorsqu'un dérivé est réalisé, son activité de promoteur transcriptionnel peut être mise en évidence de plusieurs façons, et en particulier en plaçant sous le contrôle de la séquence étudiée, un gène de résistance ou un marqueur de complémentation. Toute autre technique connue de l'homme de l'art peut bien évidemment être utilisée à cet effet.

Un objet plus particulier de l'invention concerne une séquence d'ADN correspondant à la région comprise entre les 2 phases ouvertes ORF PGK et ORF X, telle que présentée sur la figure 6.

Un autre objet de l'invention concerne un ADN recombinant comprenant une séquence d'ADN telle que définie ci-dessus.

Cet ADN recombinant peut contenir par exemple la séquence promotrice présentée à la figure 1 ou un dérivé de celle-ci, dans laquelle est inséré un site de restriction, facilitant l'utilisation de cette séquence comme promoteur, "portable".

Préférentiellement, cet ADN recombinant contient en outre un ou plusieurs gènes de structure.

Encore plus préférentiellement, l'ADN recombinant contient également des signaux permettant la sécretion du produit d'expression du ou desdits gènes de structure.

Dans un mode de réalisation particulier de l'invention, l'ADN recombinant fait partie d'un plasmide d'expression, qui peut être à réplication autonome ou intégratif.

En particulier, des vecteurs à réplication autonome peuvent être obtenus en utilisant des séquences à réplication autonomes (ARS) chez l'hôte choisi. Notamment, chez la levure, il peut s'agir d'origines de réplication dérivées de plasmides connus (pKD1, 2 μ , etc.).

Les vecteurs intégratifs peuvent être obtenus notamment en utilisant des séquences homologues à certaines régions du génome de l'hôte, permettant, par recombinaison homologue, l'intégration du vecteur.

La séquence présentée sur la figure 1 a été obtenue par criblage d'une banque d'ADN génomique total de Kluyveromyces lactis au moyen d'une sonde hétérologue provenant du gène PGK de S. cerevisiae. La Demanderesse a en effet montré qu'il est possible de cloner une région promotrice chez Kluyveromyces, par hybridation à partir de sondes hétérologues correspondant à un gène de S. cerevisiae. Les détails du clonage de la séquence sont donnés dans les exemples. La région intergénique peut ensuite être isolée à partir de cette séquence, notamment par insertion de sites de restriction en utilisant la technique d'amplification par PCR comme indiqué dans les exemples.

Un autre objet de l'invention concerne les cellules recombinées contenant une séquence d'ADN telle que définie ci-dessus.

Avantageusement, les cellules sont choisies parmi les levures, et encore plus préférentiellement, parmi les levures du genre Kluyveromyces. Il est entendu cependant que l'invention couvre toute les cellules recombinées dans lesquelles les régions promotrices de l'invention sont actives.

Ces cellules peuvent être obtenues par toute méthode permettant d'introduire un ADN étranger dans une cellule. Il peut s'agir notamment de transformation, électroporation, ou toute autre technique connue de l'homme de l'art.

Un autre objet de l'invention concerne l'utilisation d'une séquence telle que précédemment définie pour l'expression de gènes recombinés.

Comme l'illustrent les exemples, les séquences d'ADN selon l'invention permettent en effet une production à des niveaux élevés de protéines recombinantes.

Par ailleurs, l'activité promotrice bidirectionnelle des séquences de l'invention permet une utilisation particulièrement avantageuse. Notamment, il est possible d'utiliser ces séquences dans les 2 orientations

possibles, pour l'expression simultanée de plusieurs gènes de structure.

Avantageusement, l'invention concerne l'utilisation d'une séquence telle que précédemment définie pour l'expression simultanée, dans les 2 orientations opposées, de gènes recombinés.

Avantageusement, les séquences de l'invention peuvent être utilisées pour l'expression de gènes codant pour des protéines d'intérêt pharmaceutique ou agroalimentaire. A titre d'exemple, on peut citer les enzymes (tels que notamment la superoxyde dismutase, la catalase, les amylases, les lipases, les amidases, la chymosine etc.), les dérivés sanguins (tels que la sérum-albumine, l'alpha- ou la bêta-globine, le facteur VIII, le facteur IX, le facteur van Willebrand, la fibronectine, l'alpha-1 antitrypsine etc.), l'insuline et ses variants, les lymphokines (telles que les interleukines, les interférons, les facteurs de stimulation des colonies (G-CSF, GM-CSF, M-CSF...), le TNF, le TRF etc.), les facteurs de croissance (tels que l'hormone de croissance, l'érythropoïétine, le FGF, l'EGF, le PDGF, le TGF etc.), les apolipoprotéines, des polypeptides antigéniques pour la réalisation de vaccins (hépatite, cytomégalovirus, Eppstein-Barr, herpès etc.), ou encore des fusions de polypeptides telles que notamment des fusions comportant une partie active fusionnée à une partie stabilisatrice (par exemple des fusions entre l'albumine ou des fragments d'albumine et le récepteur ou une partie d'un récepteur de virus (CD4, etc.)).

L'invention sera plus complètement décrite à l'aide des exemples qui suivent, qui doivent être considérés comme illustratifs et non limitatifs.

LEGENDE DES FIGURES

Figure 1 : Séquence nucléotidique de la région de 2,2 kb du fragment chromosomal situé en amont du codon d'initiation de la traduction du gène PGK de K.lactis possédant l'activité promotrice.

Figure 2 : Analyse des phases ouvertes de lecture. Les demi-trait verticaux représentent des codons d'initiation de la traduction. Les traits verticaux entiers représentent des codons stop. Les régions claires mettent en évidence les phases ouvertes de lecture (ORF X et ORF PGK).

Figure 3 : Carte de restriction du plasmide pYG610. La région noire correspond à la région isolée du génome de K.lactis.

Figure 4 : Stratégie de séquençage du fragment Xba de 2,5 kb.

Figure 5 : Séquence et localisation des oligodéoxynucléotides utilisés dans la réaction de PCR, pour l'insertion d'un site HindIII en -6 de l'ATG de la séquence de la figure 1. Les oligodéoxynucléotides sont représentés en italique. L'ATG correspond au codon d'initiation de la tra-

duction du gène PGK.

Figure 6 : Séquence nucléotidique de la région intergénique du fragment 2,2 kb. 6(a) : oligodéoxy-nucléotides utilisés dans la réaction de PCR. 6(b) : Fragment Sal(I)-HindIII correspondant aux nucléotides 1343 à 2246 sur la séquence de la figure 1.

Figure 7 : Stratégie de construction du plasmide pYG45.

Figure 8 : Stratégie de construction de cassettes d'expression de la sérum-albumine humaine.

Figure 9 : Stratégie de construction du plasmide pYG65.

Figure 10 : Stratégie de construction du plasmide pYG70.

Figure 11 : Stratégie de construction du plasmide pYG72.

Figure 12 : Stratégie de construction du vecteur pYG621.

Figure 13 : Mise en évidence par "Northern blot" de l'expression du gène de l'albumine humaine sous la dépendance du promoteur PGK de K.lactis. Les échantillons correspondent à 10 µg d'ARN total. 18S et 28S sont les positions des ARN ribosomiques 18S et 28S. ALB = fragments reconnus par la sonde correspondant au gène de l'albumine; URA = fragments reconnus par la sonde correspondant au gène URA A de K.lactis servant de témoin de dépôt.

Figure 14 : Mise en évidence de la production d'albumine dans les souches transformées par le vecteur d'expression pYG621 contenant le promoteur PGK de K.lactis. Les échantillons correspondent à 30 µl de suimageant de culture ; les bandes au niveau du marqueur 66 kd correspondent à l'albumine. M = marqueurs de masse moléculaire : anhydrase carbonique bovine (31Kd), ovalbumine (45Kd), BSA (66Kd), phosphorylase b de lapin (92Kd).

EXEMPLES

1/ Isolement de la région promotrice du gene PGK de K.lactis.

La séquence présentée sur la figure 1 a été obtenue par criblage d'une banque d'ADN génomique total de Kluyveromyces lactis CBS2359 au moyen d'une sonde hétérologue provenant du gène PGK de S. cerevisiae (Dobson et al., Nucleic Acid Res. 1982, 10, 2625). Plus précisément, la sonde utilisée correspond au fragment N-terminal PvuII-EcoRI de 1,3 kb du gène PGK de S. cerevisiae.

En "Southern blot" (Southern et al., J.Biol.Chem., 1975, 98, 503), la sonde utilisée s'hybride avec deux fragments différents lorsque l'ADN génomique est digéré par XbaI. L'un d'eux, de 2,5 kb environ, a été isolé par criblage d'une banque génomique restreinte de

K. lactis CBS2359, constituée de fragments d'ADN coupés par XbaI, d'une taille comprise entre 2 et 3 kb, introduits dans le plasmide pUC18 au site XbaI. Une banque de 500 clones a ainsi été constituée, puis criblée avec la sonde hétérologue décrite ci-dessus.

Par hybridation sur colonies, un clone a pu être identifié et son ADN plasmidique a été préparé. Ce plasmide (pYG610) contient un fragment d'ADN génomique de 2,5 kb, dont la carte de restriction est présentée à la figure 3. Le plasmide pYG611 contient le même insert dans la direction opposée (voir figure 8).

Dans une seconde étape, le fragment de 2,5 kb ainsi isolé a été séquencé, en utilisant la méthode de Sanger (Sanger et al., Proc.Nat.Acad.Sci 74, 1977, 5463). Pour cela, le fragment issu de pYG611 a d'abord été sous-cloné dans les bactériophages M13tg130 et M13_tg131. La stratégie de séquençage du fragment est schématisée sur la figure 4.

L'analyse de la séquence obtenue montre que le fragment isolé contient une partie codant pour la région N-terminale de la protéine Pgk de Kluyveromyces lactis (0,3 kb), et 2,2 kb correspondant à la région promotrice située en amont du site d'initiation de la traduction. Elle montre de plus que, dans l'orientation opposée par rapport au gène PGK, se situe une seconde phase de lecture située à environ 0,9 kb en amont de l'ATG du gène PGK (figure 2).

La comparaison de cette séquence avec celle du promoteur du gène PGK de S. cerevisiae fait apparaître l'absence d'homologie particulière, notamment avec son élément de régulation. Cette séquence correspond donc à une région promotrice entièrement originale, très distincte de celles déjà décrites, sur le plan de sa structure, et par conséquent sur le plan de sa régulation.

2/ Construction de vecteurs d'expression pour la production de protéines hétérologues :

40 Cet exemple illustre l'utilisation des capacités promotrices de la séquence de 2,2 kb de la séquence de la figure 1 et de séquences dérivées.

a) Insertion d'un site de restriction en -6 de l'ATG.

45 L'insertion de ce site permet ensuite d'introduire en aval du promoteur obtenu tout gène que l'on désire exprimer. Pour des raisons de compatibilité avec des vecteurs d'expression existant (EP 361 991), des promoteurs "portables" ont été construits sous forme de fragments SalI-HindIII.

50 Un site HindIII a été introduit en position -6 par rapport au site d'initiation de la traduction (ATG) du gène PGK en utilisant la technique d'amplification par PCR (Mullis et al., Meth.Enzymol. 155, 1987, 335). Dans ce but, 2 oligodéoxynucléotides ont été utilisés, qui sont présentés sur la figure 5.

55 L'oligodéoxynucléotide A correspond à la sé-

quence située à 467 pb en amont du codon ATG, au niveau d'un site HindIII, qui sera ainsi remplacé par un site Sall lors de l'amplification. L'oligodéoxynucléotide B correspond à la séquence en amont du site d'initiation, et permet d'introduire un site HindIII en position -6.

Le fragment obtenu par PCR a été inséré entre les sites Sall et HindIII du bactériophage M13tg130 afin de vérifier par séquençage que des mutations ne sont pas apparues lors de l'amplification.

b) Construction de cassettes d'expression de la sérum-albumine humaine : figure 8.

L'ADN recombinant de 474 pb obtenu ci-dessus a été introduit au niveau des sites Sall et HindIII, dans le plasmide pYG45 (figure 7) pour obtenir le vecteur pYG614 (figure 8). Le plasmide pYG45 contient une cassette d'expression constituée du promoteur et du terminateur du gène PGK de S. cerevisiae entre lesquels, au niveau d'un site HindIII, est inséré le gène codant pour la prépro-sérum-albumine humaine (séquence prépro-HSA). pYG45 est dérivé de pYG18 (voir brevet EP 361 991) par sous-clonage du fragment Sall-BamHI contenant la cassette d'expression HSA, dans les sites correspondants du vecteur pIC-20RDH (figure 7). pIC-20RDH est obtenu par digestion du plasmide pIC-20R (March et al., Gene 32, 1984, 481) avec l'enzyme HindIII, remplissage des extrémités avec le fragment Klenow de la polymérase I d'E.coli et recircularisation avec la T4 DNA ligase.

A partir du plasmide pYG614, le fragment Sall-Sacl peut être isolé par digestion. Il contient : une région promotrice dérivée de la séquence de la figure 1, le gène de l'albumine et le terminateur du gène PGK de S. cerevisiae. Il constitue une cassette d'expression qui peut être insérée dans un plasmide pour constituer un vecteur d'expression.

Une autre cassette d'expression peut être obtenue à partir du plasmide pYG614, par clonage du fragment AfIII-Sacl contenant une partie du promoteur PGK de l'invention, le gène de l'albumine (prépro-HSA) et le terminateur PGK de S. cerevisiae dans le plasmide pYG611 décrit préalablement. Ceci génère le plasmide pYG615. Le fragment Sall-Sacl contenant : la région promotrice de la figure 1 entière, le gène codant pour la prépro-sérum-albumine, et le terminateur du gène PGK de S. cerevisiae, peut ensuite être isolé par digestion. Ce fragment constitue une seconde cassette d'expression de l'albumine utilisant la séquence promotrice de l'invention.

c) Construction de vecteurs d'expression de l'albumine.

Des vecteurs d'expression de l'albumine peuvent être construits par insertion des cassettes d'expression obtenues ci-dessus dans des plasmides navet-

tes K.lactis/E.coli tels que pYG72 (figure 10). En particulier, un vecteur d'expression a été obtenu (vecteur pYG621) par insertion du fragment Sall-Sacl de pYG615 contenant la cassette d'expression de l'albumine dans le vecteur pYG72 (voir figure 10). Ce vecteur correspond au plasmide pKan 707 (voir EP 361 991) dans lequel le fragment Sacl contenant le gène URA3 a été éliminé, ainsi que le site unique HindIII présent dans le gène aph pour faciliter les constructions ultérieures. Le gène aph code pour l'aminoglycoside 3'-phosphotransférase (I) (Oka et al., J. Mol. Biol. 147, 1981, 217) et est utilisé comme marqueur de résistance au G418 chez la levure. Le fragment PstI du plasmide pKan707 contenant le gène aph a été sous-cloné dans le bactériophage M13mp7 pour donner le vecteur pYG64 (figure 9). Le site HindIII présent dans ce gène a été détruit par mutagénèse dirigée selon la méthode décrite par Taylor et al. (Nucleic Acid Res. 13, 1985, 8749). Le plasmide résultant a été appelé pYG65 (figure 9). L'oligodéoxynucléotide utilisé pour la mutagénèse avait la séquence 5'-GAA ATG CAT AAG CTC TTG CCA TTC TCA CCG -3' et transformait le triplet CTT codant pour l'acide aminé 185 (Leu) en CTC. Ce changement ne modifie pas la séquence protéique résultante. Pour construire le plasmide pYG72, la partie contenant le réplican bactérien du vecteur pKan707 a été isolée par digestion avec l'enzyme EcoRI et recircularisation avec la T4 DNA ligase pour obtenir pYG69. Le fragment PstI présent dans ce dernier vecteur contenant le gène aph a été remplacé par le fragment équivalent muté provenant de pYG65. Cette construction a été appelée pYG70. La séquence de pKD1 de 4,7 kb comprise entre les sites EcoRI et Sacl a été introduite dans ce dernier vecteur pour obtenir pYG72. Le vecteur pYG621 (figure 11) a été obtenu par insertion du fragment Sall-Sacl contenant la cassette d'expression de l'albumine provenant de pYG615.

40 3/ Construction d'une cassette permettant d'utiliser la région promotrice dans les 2 orientations.

Cette construction a été obtenue par introduction d'un site Sall et d'un site HindIII de part et d'autre de la région comprise entre les 2 phases ouvertes de lecture identifiées sur la figure 2: ORF PGK et ORF X, soit au niveau des nucléotides 1343 et 2246 sur la figure 1.

Cette construction a été réalisée par la technique de PCR en utilisant d'une part l'oligodéoxynucléotide A qui introduit un site Sall en position -1 par rapport au site d'initiation de la traduction du gène PGK, et d'autre part l'oligodéoxynucléotide B qui introduit un site HindIII en position -1 par rapport au site d'initiation de la traduction du gène X (voir figure 6(a)). Ensuite, pour éliminer un site HindIII présent dans la région promotrice, 3 réactions de PCR ont été effectuées en utilisant à chaque étape le plasmide pYG610

comme matrice :

- les 2 premières, pour amplifier les régions de part et d'autre du site HindIII en utilisant les oligo-déoxynucléotides A et B couplés respectivement aux oligodéoxynucléotides C et D (figure 6). Ces 2 derniers sont complémentaires et permettent d'introduire une mutation ponctuelle au niveau du site HindIII interne ;
- la dernière, en utilisant les 2 produits d'amplification précédents comme amorce, pour générer le fragment final contenant la région promotrice modifiée.

Cette région peut ensuite être introduite dans les vecteurs décrits dans l'exemple 2, et utilisée comme promoteur bidirectionnel.

4/ Expression d'albumine

Le vecteur pYG621 a été introduit par transformation dans la souche K.lactis MW98-8C (CBS 579.88), en utilisant la technique éthylène glycol/diméthylsulfoxyde (Durrens et al., 1990, Curr.Genet. 18, 7). Cette souche dérive de la souche sauvage CBS2359 et présente le génotype : Mat⁻, uraA, LysA, argA, K⁺, cir. Les levures transformées sont sélectionnées pour le phénotype "G418-resistant" que confère le plasmide pYG621 sur milieu YPD (extrait de levure 10 g/l, peptone 20 g/l, glucose 20 g/l) contenant de la génétidine à 0,2 g/l. Des souches transformées par le plasmide pYG72 ne contenant pas de cassette d'expression ont été sélectionnées pour servir de témoin dans les tests de production. Par ailleurs, afin de comparer l'efficacité du promoteur PGK de K.lactis selon l'invention par rapport à celui de S.cerevisiae, des souches transformées par le vecteur pYG19 ont également été sélectionnées. Le vecteur pYG19 est analogue au vecteur pYG621, sauf que le gène de l'albumine est sous le contrôle du promoteur PGK de S.cerevisiae (EP 361 991).

a) Analyse des ARNm :

Les cellules sont cultivées à 28°C en milieu sélectif YPD (extrait de levure 10 g/l, peptone 20 g/l, glucose 20 g/l) contenant de la génétidine à 0,2 g/l. Les ARN totaux sont extraits (Sherman et al., Methods in Yeast Genetics, Cold Spring Harbor Laboratory, 1986, 143) et séparés par électrophorèse sur gel d'agarose. Suivant la méthode de "Northern blot" (Maniatis et al., 1982 Molecular cloning, Cold Spring Harbor, Laboratory Press), les ARN sont hybridés à une sonde correspondant au gène de structure de l'albumine (fragment HindIII-HindIII de 1,9 kb) provenant du vecteur pYG18 (figure 7). L'autoradiographie montre clairement une bande de 2,3 kb spécifique de l'albumine (figure 13). Par ailleurs, il apparaît clairement que le taux de transcription du gène de l'albumine est bien supérieur dans les souches contenant une ré-

gion promotrice de l'invention (pYG621), que dans celles contenant le promoteur PGK intact de S.cerevisiae (pYG19).

5 b) Analyse des protéines :

Les cellules sont cultivées en erlenmeyers dans un milieu sélectif YPD (extrait de levure 10 g/l, peptone 20 g/l, glucose 20 g/l) contenant de la génétidine à 0,2 g/l à 28°C sous agitation. Après 96 heures de culture, 30 µl de surnageant sont prélevés et mélangés à un volume équivalent de tampon Laemmli 2X (Laemmli, 1970, Nature 227, 680). Après chauffage à 96°C pendant 10 minutes, les protéines de l'échantillon sont ensuite séparées sur gel de polyacrylamide SDS 8,5 %. La production d'albumine est ensuite révélée par coloration du gel au bleu de coomassie, puis est évaluée pour les différents vecteurs utilisés. La figure 14 montre que les 4 clones obtenus séparément par transformation de la souche MW98-8C par le vecteur pYG621 sécrètent beaucoup plus d'albumine que ceux obtenus par transformation avec le vecteur pYG19.

Il est clair que la région promotrice de l'invention permet une excellente production d'albumine par la levure, supérieure à celle obtenue avec le promoteur PGK de S.cerevisiae. Cette région, ou des formes réduites ou dérivées de celle-ci, constituent un outil industriel important pour les systèmes de production microbiologiques, et plus particulièrement eucaryotes.

Revendications

- 35 1. Séquence d'ADN comprenant tout ou partie de la séquence présentée à la figure 1 ou de son brin complémentaire, ou d'un dérivé de celles-ci, et possédant une activité de promoteur transcriptionnel.
- 40 2. Séquence d'ADN selon la revendication 1 comprenant tout ou partie de la séquence présentée sur la figure 6(b).
- 45 3. ADN recombinant comprenant une séquence d'ADN selon les revendications 1 ou 2.
- 50 4. ADN recombinant selon la revendication 3 caractérisé en ce qu'il contient en outre un ou plusieurs gènes de structure.
- 55 5. ADN recombinant selon la revendication 4 caractérisé en ce qu'il contient également des signaux permettant la sécrétion du produit d'expression du ou desdits gènes de structure.
- 60 6. ADN recombinant selon l'une quelconque des re-

vendications 3 à 5 caractérisé en ce qu'il fait partie d'un plasmide d'expression, qui peut être à réplication autonome ou intégratif.

7. Cellule recombinée contenant une séquence d'ADN ou un ADN recombinant selon l'une quelconque des revendications précédentes. 5
8. Cellule recombinée selon la revendication 7 caractérisée en ce qu'il s'agit d'une levure. 10
9. Cellule recombinée selon la revendication 8 caractérisée en ce qu'il s'agit d'une levure du genre Kluyveromyces. 15
10. Utilisation d'une séquence d'ADN selon l'une quelconque des revendications 1 à 6 pour l'expression de gènes recombinés.
11. Utilisation selon la revendication 10 pour l'expression simultanée, dans les 2 orientations opposées, de gènes recombinés. 20
12. Utilisation selon l'une des revendications 10 ou 11 pour l'expression de gènes codant pour des protéines d'intérêt pharmaceutique ou agroalimentaire. 25
13. Procédé de préparation d'une protéine recombinante par expression de son gène dans un hôte cellulaire caractérisé en ce que l'expression dudit gène est sous le contrôle d'une séquence selon la revendication 1. 30
14. Procédé selon la revendication 13 caractérisé en ce que la protéine est la sérum-albumine humaine. 35

40

45

50

55

10 20 30 40 50 60
 TCTAGATTAA GCGGGTCATC GAAATTTAGT AGCGAGTCTA TTAGGGACCA GAGTTGCAAC
 70 80 90 100 110 120
 CTGAGGTTAA ATGCGTCATC CTGTCGTTGC TTCAAGTTCC CCACTTGAAT CACTTGGACA
 130 140 150 160 170 180
 AACCGTTCA TTGGTTTGAG GAAGGTGACG GATCTGGTA GAAACTGGAC TACTGCATCT
 190 200 210 220 230 240
 GTTGGTAGTC TTGATGCCAT GGTGATGAGC CATTGCCATT GGAAAAGAGT GAATTCAAGAT
 250 260 270 280 290 300
 TCCAAGAGTT GGTCAATGAT TGATTTGTA AGATTGAGAT CGTAATCCTG ATACTCTTG
 310 320 330 340 350 360
 AGCCATGTTT CCAACAGTTTC TTCCGGAAATCT GCCGGTGTGG AAACGAGTAT TTCCGGAGTAC
 370 380 390 400 410 420
 AATCTCGGTG GTTGCCTTAT CTGAGAGGGAT GGTGTAGTGG TTGATGTTG CTGTGTGAAA
 430 440 450 460 470 480
 GATGATGCCAG AGCTGATCAA CGATTGAAAC TGGGAGATCA CTTCGTTCAC TTCTTCCTGG
 490 500 510 520 530 540
 TTCCCGTTAC CTGTTTGCCT TTCCCTCATAC ATTGGTACGC TATCCTCATC TTCAAGATAAC
 550 560 570 580 590 600
 GAAATATCAA ACTCATCGGA ATCGGACGGG TCGTTCAAAT CGCCCTCATC CTTGGTAATG
 610 620 630 640 650 660
 TTCTTGAAACC GGTCGAGAAG GTTGAGAACATC TCTGTGGAA CACCACCCCTG CGGCCTATAC
 670 680 690 700 710 720
 CAGAACCCAGA ATAAATTGTA GCACATCTTA ACTTTCTCTA AGGAAACATC TGAACCTCTGA
 730 740 750 760 770 780
 TCAACCGATT CCGTAAGTAT ACTGTTGCC TTGTCTCTGG TGAATTATG AGGGTAAGAC
 790 800 810 820 830 840
 TCTGAGATCA TAAGTAACTG TTGAGCATCG AAGTTGTTGT AGTTGAAAT TAGGGATCTG
 850 860 870 880 890 900
 GAAAGATGCG GTACCAACTGC TTTGATGACA TTATCTGGCG GGTTCAACGG TACCAATTCC
 910 920 930 940 950 960
 TGCAAGAATA GCGAATCCAA CGGTTTTAAC TCAGAGTAAT GGTTGATCAA CTCGATGAAA
 970 980 990 1000 1010 1020
 ACGTCCCAAT GGATGGATTG CATCAAGTGT TGATGTTCCA CCAAATTAAAG ACAATATTTC
 1030 1040 1050 1060 1070 1080
 GTAACGTTT CGAGTGAAAC TGACACGGGC CTGCCCTAG CACTCGTAGA CACGAGTAAC
 1090 1100 1110 1120 1130 1140
 GTCTTGAGAC CTCTCGTACA GGGAAAGCGAC ATATCGTTCA ATAGACTATG GAACAAAGTG
 1150 1160 1170 1180 1190 1200
 TACACCCGAG CGATATCCTT GCATTTGCAA AACGATTGAA TAAGTGACGT CGATGCTAAA
 1210 1220 1230 1240 1250 1260
 TCCTGGATAA GTACGCTGGT ATCGTGTAAAG CCCATGAGAA CGACACGTTTC CTCATCACTA

FIGURE 1

1270 1280 1290 1300 1310 1320
 GAAGCCGAAC TGTTGTCTTC AGTGGGGATT GGTTGACAT TTTGCCAATT GCTGTCGATG
 1330 1340 1350 1360 1370 1380
 TACCCCTTCA AAGCCATGTA CCTTAAATCT TCATCCTGG CAAGTAGATT CATCGGGTGT
 1390 1400 1410 1420 1430 1440
 GTTTGAAGTA AGAATATTTG CTTGTTTTA TGGTATCAAA GGTATATGTT GTAGAAGACA
 1450 1460 1470 1480 1490 1500
 ATTTCCGGTA ATCCAATTGT CTGTCGCTC AGTTAGCAC ATGTATAGTA CGTTGCACAT
 1510 1520 1530 1540 1550 1560
 AGTCTACAAT ATTCAAGCATT CAGCATTCAAG TATACAGCAT ATGGCTAAAT GATCACAAAT
 1570 1580 1590 1600 1610 1620
 GTGATTGATG ATTTGACACG ACTAGAAAAG AGAACGAAAAA AGGGAAATTC ATGTCACGTG
 1630 1640 1650 1660 1670 1680
 CGTTGGCACG TGACATGGAA TATCGAAGAA AGAAAAAAA AAACGATCTC GTCCTAGTGG
 1690 1700 1710 1720 1730 1740
 AAGCCCAGAG TCTGGTCCCC CCGGAGTCTT CCCAAACAA GAAGCTGACA CATGTTGACA
 1750 1760 1770 1780 1790 1800
 CAGAACACCC CACAGCAAAT GCACCACGCT ACGTAGATCA GGAAGCTTAA CTCTAGCGAC
 1810 1820 1830 1840 1850 1860
 CTGTCGCTCG CCCCCACAGAA CCTCACCCGA GAACCACACA TTACACGCCG CCAGCTCCC
 1870 1880 1890 1900 1910 1920
 CTATACTCAT CTTGCTTCCC TTAAGCGTTC TCACGATTG TTGCTGCC TTCTTCAAGA
 1930 1940 1950 1960 1970 1980
 GTCTTCTGAT TCTAATTCTC ATTGAAATC CTCTACAGTT AATGAATTGC TTGACATGAC
 1990 2000 2010 2020 2030 2040
 ATTCAATTGTC TCATGGTTT GGCTTTTG GGCTTTTGG CTTTGTCTT TAAAGCTAT ATCAACTTA
 2050 2060 2070 2080 2090 2100
CATATAAATA TACGTCAAAA GGGGATTCAAT TAATTAGAAA ATTCTCTTT TCAATAGTTG
 2110 2120 2130 2140 2150 2160
 CTATTCAATT TCAACTTATT CAACTCAATT GGTTATTATT TTCACTTTT TGTCATCCTA
 2170 2180 2190 2200 2210 2220
 AACCATCAAC AATATTTAAA TATATCTGTT GCTACATTAA GAGTTACTTC AGAAATAACA
 2230 2240 2250
 AAAAAATCGA TCAAGAATTAA ATAAAAATG
 Met

FIGURE 1 (suite)

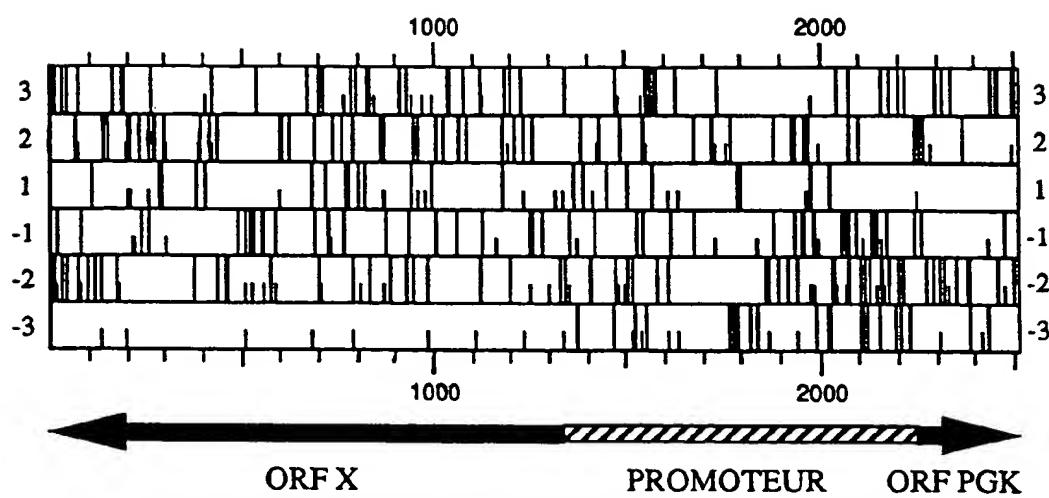


FIGURE 2

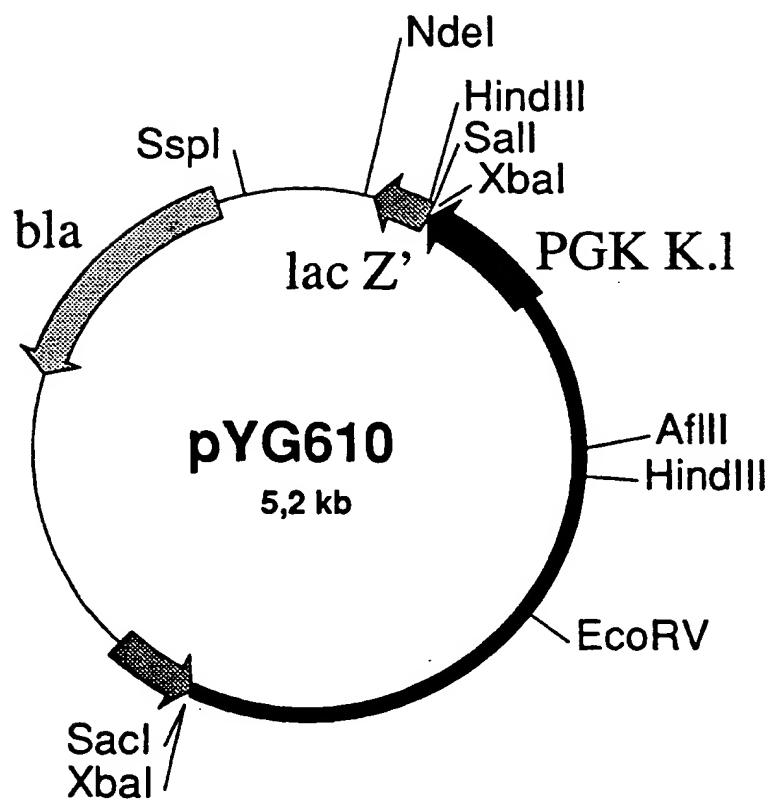


FIGURE 3

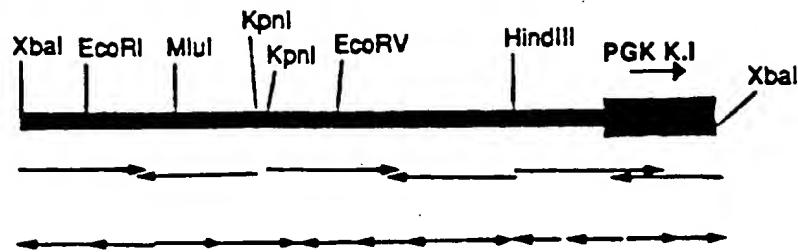


FIGURE 4

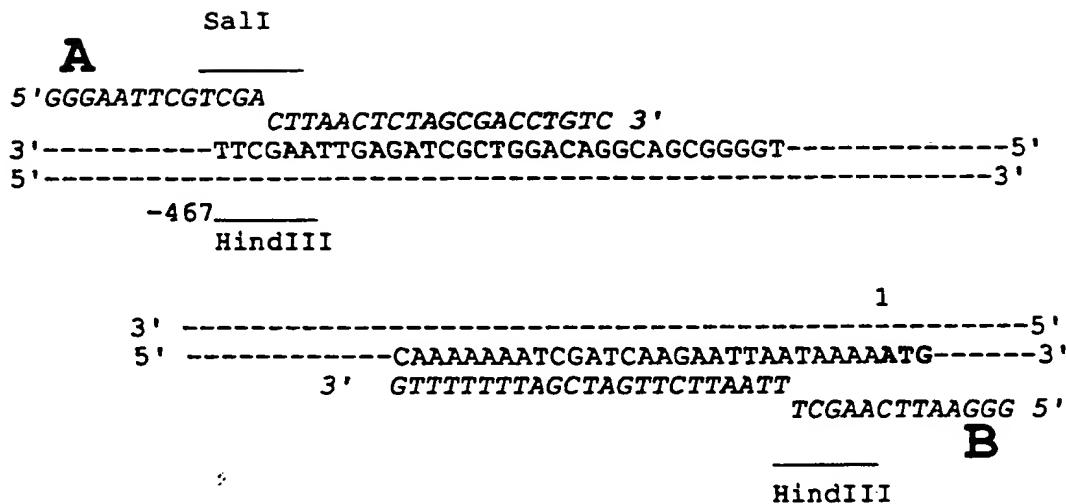


FIGURE 5

Oligodésoxynucléotide A

5'CATGTGACTTTTATTAATTCTGATCGAT3'

Sali

Oligodésoxynucléotide B

5'ATGAAAGCTTAAATCTTCATCCTGGC3'

HindIII

Oligodésoxynucléotide C

5'GGGTGAGGTTCTGTGGGGCGAGCGACAGGTCGCTAGAGTTAACGATCCTGATC3'

(Position: 439 à 492)

Oligodésoxynucléotide D

5'GATCAGGATGCTTAACCTAGCGACCTGTCGCTCGCCCCACAGAACCTCACCC3'

(Position: 439 à 492)

HindIII	10	20	30	40	50	60	
<u>aagctt</u>	TTAA	ATCTTCATCC	TTGGCAAGTA	GATTACATCGG	GTGTGTTTGA	AGTAAGAATA	60
ttcgaa	AATT	TAGAAAGTAGG	AACCGTTCAT	CTAAGTAGCC	CACACAAACT	TCATTCTTAT	
TTT	GCTTGT	TTTATGGTAT	CAAAGGTATA	TGTTGTAGAA	GACAATTCC	GGTAATCCAA	120
AAACGAACAA	AAATACCCATA	GTTCCATAT	ACAACATCTT	CTGTTAAAGG	CCATTAGGTT		
TTG	TCTGTCT	GCTCAGTTA	GCACATGTAT	AGTACGTTGC	ACATAGTCTA	CAATATTCA	180
AACAGACAGA	CGAGTCAAAT	CGTGTACATA	TCATGCAACG	TGTATCAGAT	GTTATAAGTC		
CATT	CAGCAT	TCAGTATACA	GCATATGGCT	AAATGATCAC	AAATGTGATT	GATGATTGAA	240
GTAAGTCGTA	AGTCATATGT	CGTATACCGA	TTTACTAGTG	TTTACACTAA	CTACTAAACA		
CACG	ACTAGA	AAAGAGAACG	AAAAAGGGAA	ATTCATGTCA	CGTGCCTTGG	CACGTGACAT	300
GTG	CTGATCT	TTTCTCTTGC	TTTTCCCTT	TAAGTACAGT	GCACGCAACC	GTGCACGTG	
GGAA	TATCGA	AGAAAAGAAAA	AAAAAAACGA	TCTCGCCTA	GTGGAAGCCC	AGAGTCCTGGT	360
CCTT	TATAGCT	TCTTCTTTT	TTTTTTGCT	AGAGCAGGAT	CACCTTCGGG	TCTCAGACCA	
CCCC	CCGGAG	TCTTCCAAA	ACAAGAACG	GACACATGTT	GACACAGAAC	ACCCCCACAGC	420
GGGG	GGCC	AGAAGGGTTT	TGTTCTTCGA	CTGTTACAA	CTGTTCTTG	TGGGGTGTG	
AAAT	GCACCA	CGCTACGTAG	ATCAGGATGC	TTAACTCTAG	CGACCTGTG	CTCGCCCCAC	480
TTT	ACGTG	GCATG	TAGTCCTACG	AATTGAGATC	GCTGGACAGC	GAGCGGGGTG	
AGAAC	CTCAC	CCGAGAACCA	CACATTACAC	GCCGCCAGCT	CCCACATAC	TCATCTGCT	540
TCTT	GGAG	GGCTCTTGGT	GTGTAATGTG	CGGCGGTG	GGGTGATATG	AGTAGAACGA	
CCCT	TTAACG	GTTCACGA	TTCGTTCGCT	GCCCTCTTC	AAGAGTCCTTC	TGATTCTAAT	600
AGGA	ATTG	CAAGAGTG	AAGCAAGCGA	CGGGAAAGAAG	TTCTCAGAAG	ACTAAGATTA	
TCTC	ATTGCA	AATCCTCTAC	AGTTAATGAA	TTGCTTGACA	TGACATTCA	TGTCTCATGG	660
AGAG	TAAGCT	TTAGGAGATG	TCAATTACTT	AACGAACGT	ACTGTAAGTA	ACAGAGTACC	
TTTT	GGCTT	TTGGCTTTG	TCTTTAAAG	CTATATCAAC	TTTACATATA	AATATAACGTC	720
AAAAC	CGAAA	AACGAAAAC	AGAAAATTTC	GATATAGTTG	AAATGTATAT	TTATATGCAG	
AAAAG	GGGAT	TCATTAATTA	AAAAATTCTC	TTTTCAATA	GTGCTATT	ATTATCAATC	780
TTTT	CCCCTA	AGTAATTAA	CTTTAAGAG	AAAAAGTTAT	CAACGATAAG	TAATAGTTAG	
TATT	CAACTC	AATTGGTTAT	TATTTTCATC	TTTTGTG	CCTAAACCAT	CAACAAATT	840
ATAA	AGTTGAG	TTAACCAATA	ATAAAAGTAG	AAAAACAGTA	GGATTGGTA	GTTGTTATAA	
TAAA	ATATAC	TGTTGCTACA	TTAAGAGTTA	CTTCAGAAAT	AACAAAAAAA	TCGATCAAGA	900
ATTT	ATATAG	ACAAACGATGT	AATTCTCAAT	GAAGTCTTA	TTGTTTTTT	AGCTAGTTCT	
ATTA	ATAAAAA	<u>Agtcgac</u>					917
TAATT	ATTTT	<u>Tcagctg</u>					
10	Sali	20	30	40	50	60	

FIGURE 6

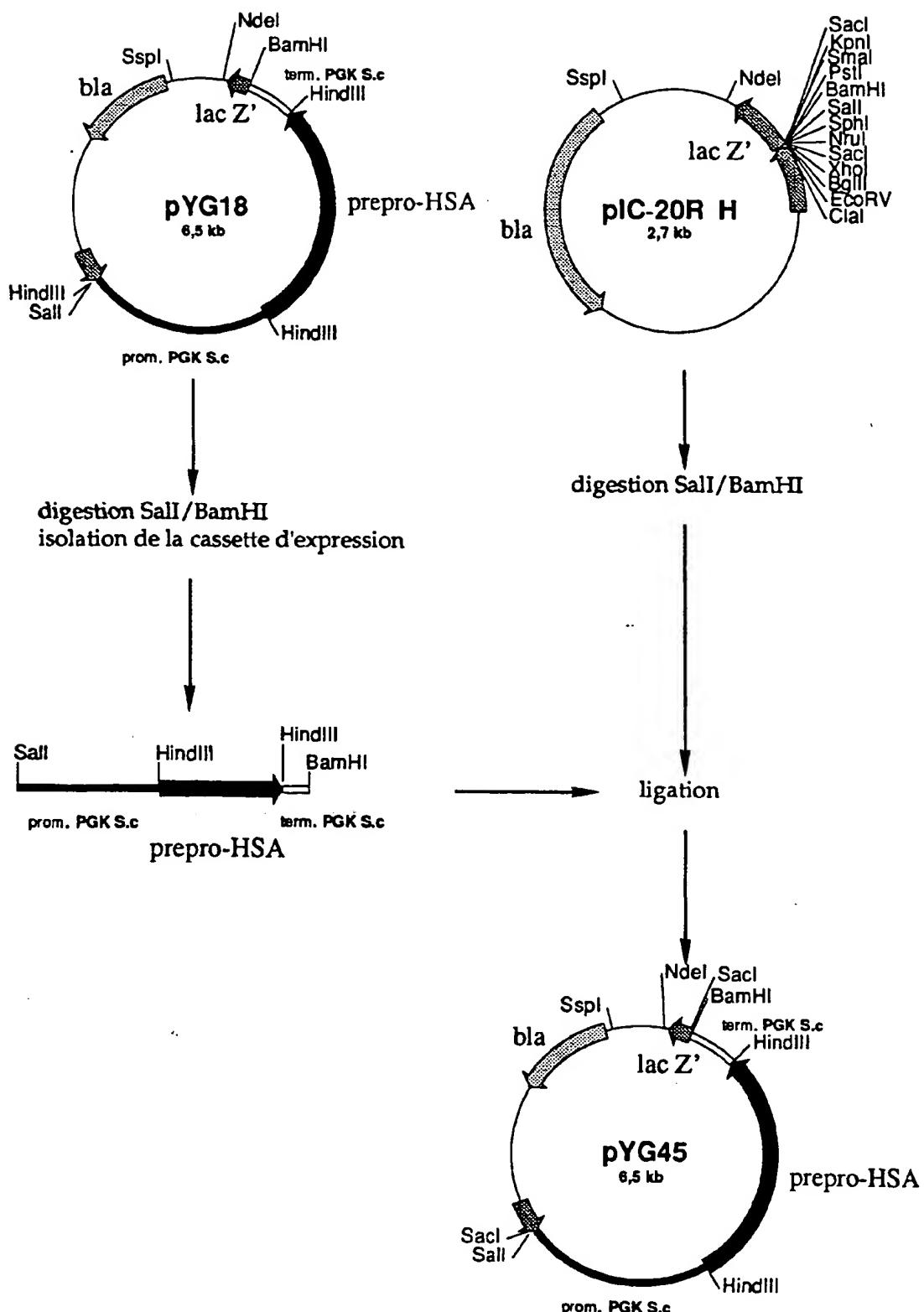


Figure 7

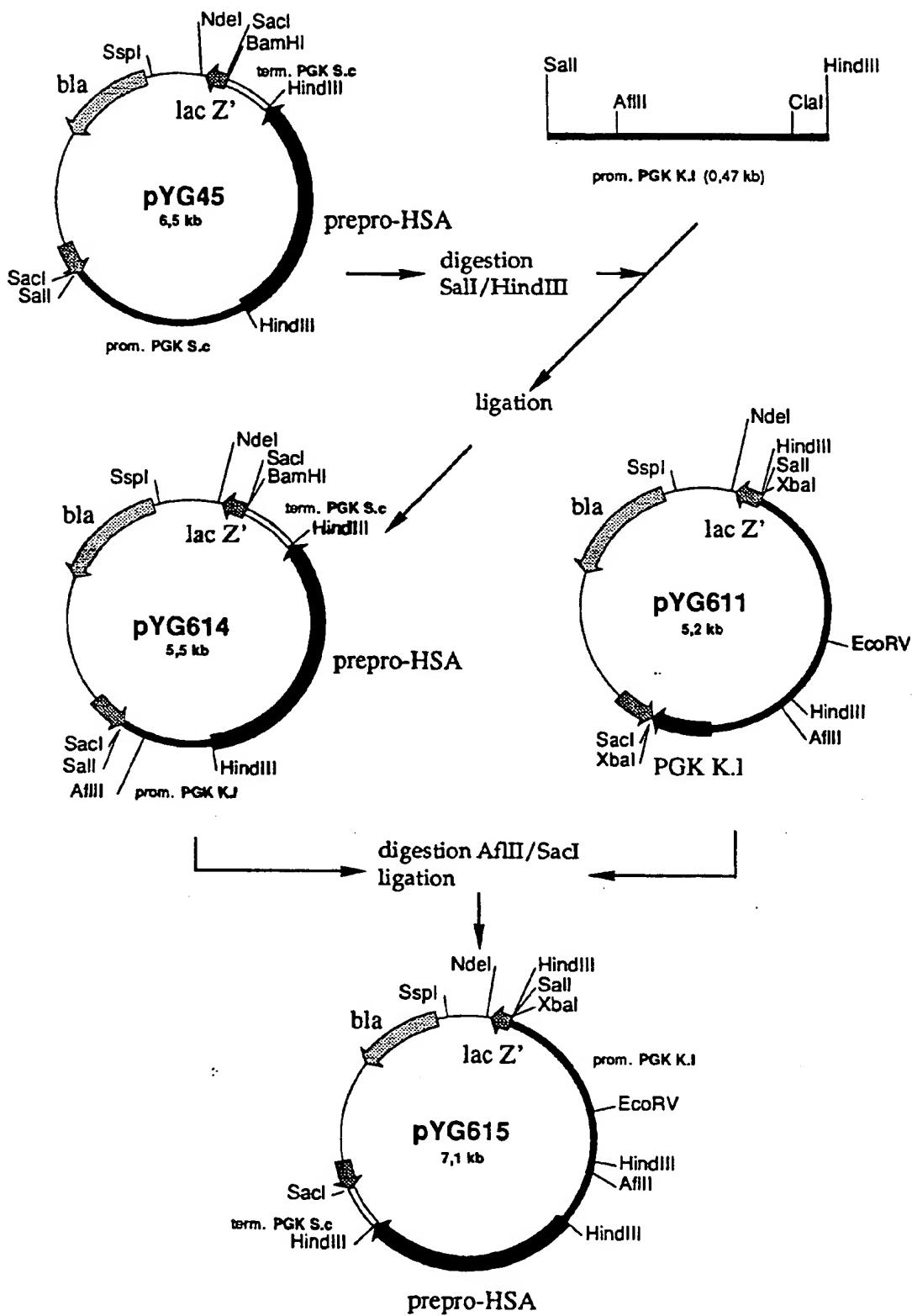


Figure 8

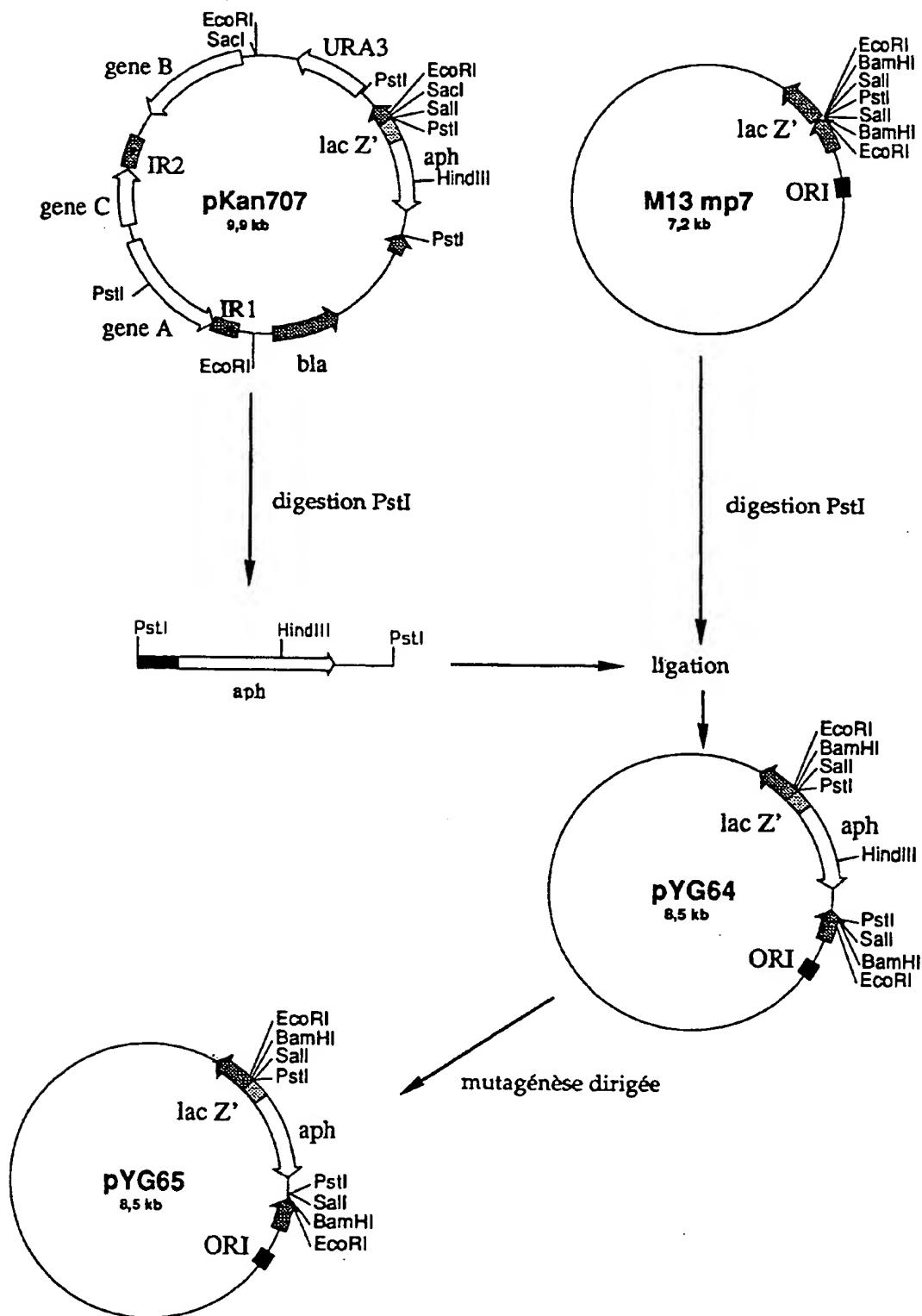


Figure 9

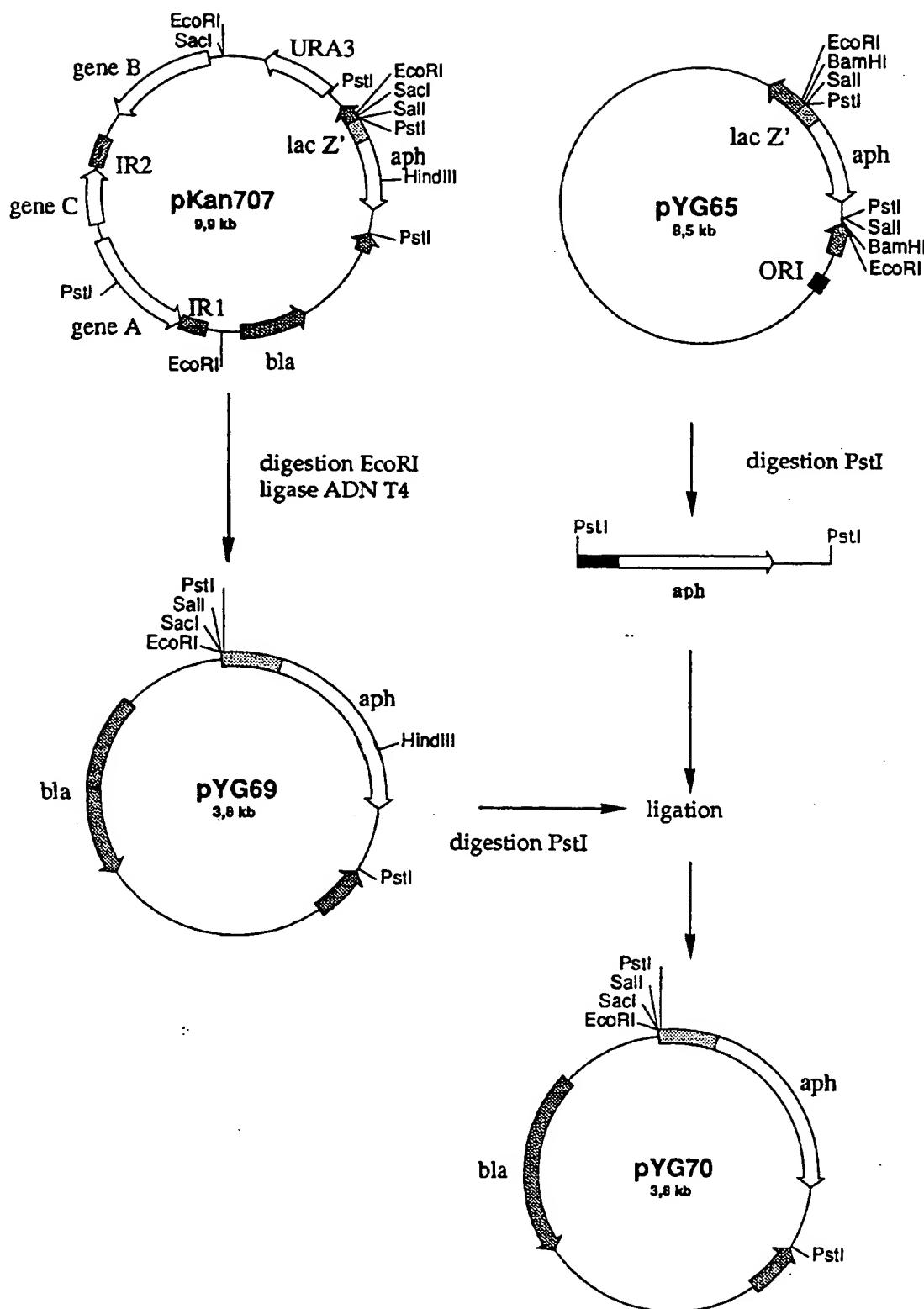


Figure 10

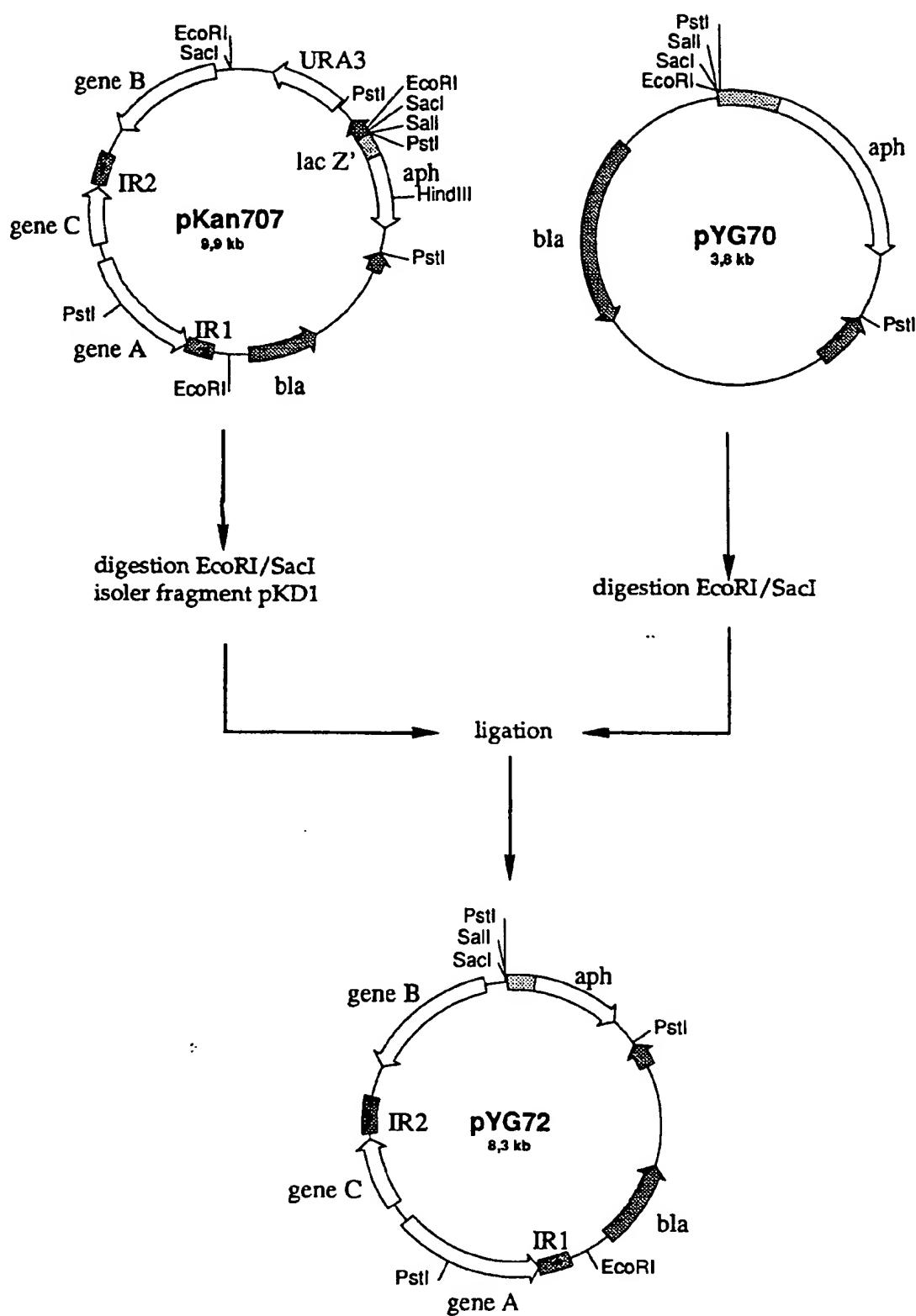


Figure 11

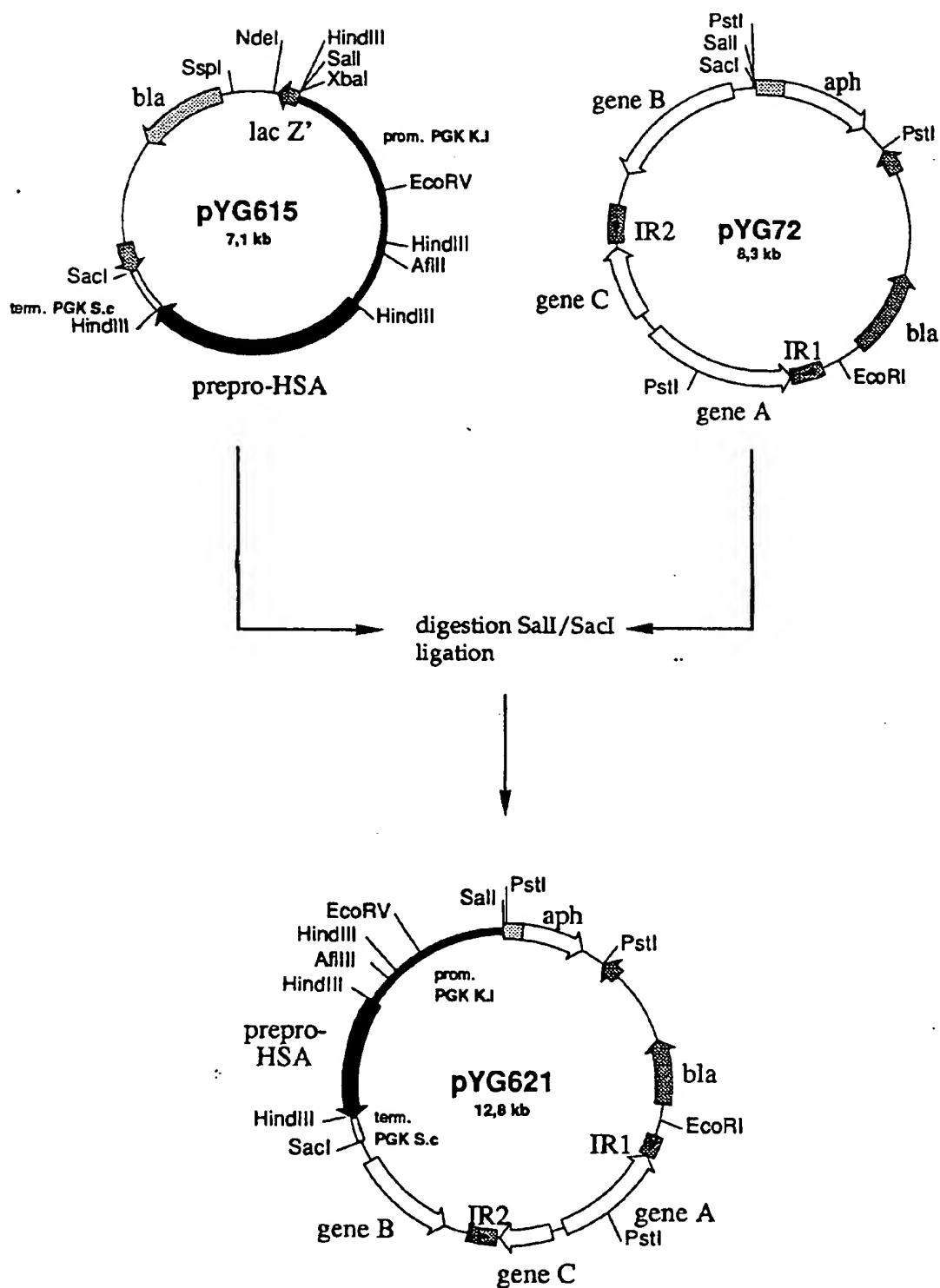


Figure 12

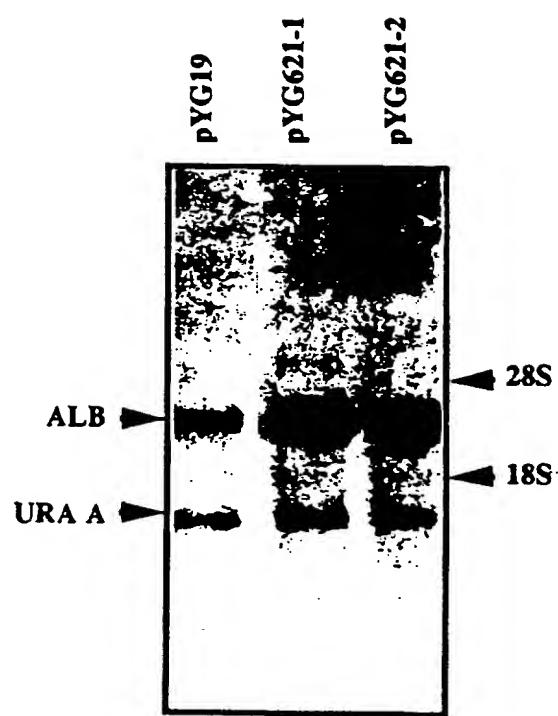


FIGURE 13

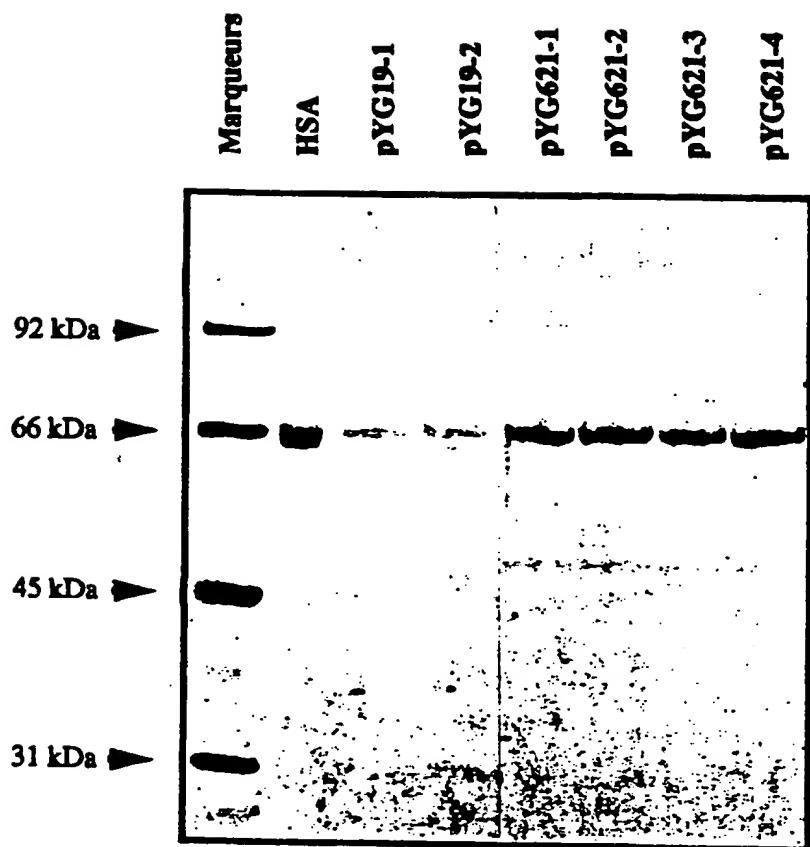


FIGURE 14



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

Numéro de la demande

EP 92 40 1206

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concrète	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. CL5)
X	EP-A-0 361 991 (RHONE-POULENC SANTE) 4 Avril 1990 * revendications 13-16 *	1-12	C12N15/81 C12N1/19 C12P21/02
Y	NUCLEIC ACIDS RESEARCH, vol. 18, no. 2, 25 Janvier 1990, ARLINGTON, VIRGINIA US page 365; A. FOURNIER, R. FLEER, P. YEH AND J.-F. MAYAUX; 'The primary structure of the 3-phosphoglycerate kinase (PGK) gene from Kluyveromyces lactis' * le document en entier *	1-12	
Y	BIOTECHNOLOGY vol. 8, no. 2, Février 1990, NEW YORK US pages 135 - 139; J.A. VAN DEN BERG ET AL.: 'Kluyveromyces as a host for heterologous gene expression: expression and secretion of prochymosin' * page 135, colonne 2, ligne 21 - page 135, colonne 2, ligne 39; figure 1 *	1-12	
A	JOURNAL OF BASIC MICROBIOLOGY vol. 28, no. 4, 1988, BERLIN, GERMANY pages 211 - 220; X.J. CHEN ET AL.: 'A gene-cloning system for Kluyveromyces lactis and isolation of a chromosomal gene required for killer toxin production' * page 214, ligne 13 - page 214, ligne 32 *		DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. CL5) C12N C12P
Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications			
lieu de la recherche LA HAYE	Date d'achèvement de la recherche 22 JUIN 1992	Examinateur VAN PUTTEN A.J.	
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES		T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons A : membre de la même famille, document correspondant	
X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrière-plan technologique O : divulgation non écrite P : document intercalaire			